

PROGRAMA OFICIAL DE CURSO (Pregrado y Posgrado)

UNIVERSIDAD DE ANTIOQUIA

1. INFORMACIÓN GENERAL		
Unidad Académica: Corporación Ciencias Básicas Biomédicas		
Programa académico al que Maestría-Doctorado pertenece:		
Programas académicos a los cuales se ofrece el curso: Maestría	y Doctorado	
Vigencia: 2024-01 Cód	digo curso: 8501-708	
Nombre del curso: Biología celular y molecular		
Área o componente de formación del currículo: Básica		
Tipo de curso: Créditos académicos¹: 9 calculo_horas_x_cre dito_xlsx		
Características del curso: Validable ⊠ Habilitable □ Clasificable □ Evaluación de suficiencia □		
Modalidad del curso: Presencial		
Pre-requisitos: No		
Co-requisitos: No		
Horas docencia directa: 108 Horas de trabajo independiente : 324		
Horas totales del curso: 432		
Coordinador del curso: Andrés Baena García Correo electronica andres.baena	rónico: ag@udea.edu.co	
Aula del curso: 234 Horario del curso: Lunes-Miércoles y Viernes de 8-10 am		

2. INFORMACIÓN ESPECÍFICA

Descripción general y justificación del curso:

La Biología Celular y Molecular surge como una de las más excitantes y productivas áreas del conocimiento científico. Esta área nace de la fusión de tres disciplinas, principalmente la anatomía celular, la bioquímica y la genética, como elemento unificador conceptual, contribuyendo de manera decisiva en el avance del conocimiento científico de la complejidad y el dinamismo celular.

Durante los últimos años, el entendimiento de los eventos moleculares asociados con el funcionamiento celular y organísmico se ha venido nutriendo cada vez más de las denominadas omicas: genómica, transcriptómica, proteómica, y metabolómica, para citar aquellas disciplinas más intensamente utilizadas en la actualidad. Estos

¹ El número de créditos y la intensidad horaria debe estar acorde con el plan de estudios del programa para el que fue diseñado el curso.

análisis globales han generado nuevas dimensiones de interpretación de los fenómenos biológicos, complementadas, a su vez, por desarrollos matemáticos, estadísticos y computacionales, que permiten interpretar las complejidades inherentes de la funcionalidad biológica. En conjunto, estos desarrollos han permeado la interpretación biomédica, de tal manera que nuevos métodos pronósticos y diagnósticos son corrientemente utilizados en la práctica médica. La Biología Celular y Molecular surge como una de las más excitantes y productivas áreas del conocimiento científico. Esta área nace de la fusión de tres disciplinas, principalmente la anatomía celular, la bioquímica y la genética, como elemento unificador conceptual, contribuyendo de manera decisiva en el avance del conocimiento científico de la complejidad y el dinamismo celular.

Durante los últimos años, el entendimiento de los eventos moleculares asociados con el funcionamiento celular y organísmico se ha venido nutriendo cada vez más de las denominadas omicas: genómica, transcriptómica, proteómica, y metabolómica, para citar aquellas disciplinas más intensamente utilizadas en la actualidad. Estos análisis globales han generado nuevas dimensiones de interpretación de los fenómenos biológicos, complementadas, a su vez, por desarrollos matemáticos, estadísticos y computacionales, que permiten interpretar las complejidades inherentes de la funcionalidad biológica. En conjunto, estos desarrollos han permeado la interpretación biomédica, de tal manera que nuevos métodos pronósticos y diagnósticos son corrientemente utilizados en la práctica médica.

La Biología Celular y Molecular representa un eje fundamental en la educación moderna, la investigación y la tecnología. Esta disciplina genera oportunidades de conocimiento con gran impacto en nuestra sociedad

Objetivo general:

El curso de biología Celular y Molecular tiene como objetivo presentar un panorama coherente de la función de las células eucarióticas (crecimiento, división y diferenciación), a través de la estructura y funcionamiento molecular de lípidos (membrana celular), ácidos nucleicos (estructura del DNA y RNA, síntesis y participación en la regulación génica, recombinación y reparación del DNA), y proteínas (estructura, función, síntesis y regulación de su expresión).

Objetivos específicos:

- Explicar y dar ejemplos de cómo las interacciones iónicas, hidrofóbicas y enlaces de hidrógeno determinan la estructura de ácidos nucleicos y proteínas, y modulan la especificidad de las interacciones entre estas moléculas.
- Entender y diferenciar entre diferentes técnicas empleadas en biología molecular para aislar, separar y reconocer proteínas específicas, ácidos nucleicos, y sus interacciones.
- Identificar los métodos experimentales utilizados para resolver aspectos específicos asociados con el funcionamiento de ácidos nucleicos y proteínas.
- Entender los mecanismos de síntesis, replicación y reparación del DNA; transcripción y translación.
- Entender los mecanismos mediante los cuales la topología del DNA y la estructura de la cromatina afectan los procesos de replicación, reparación, recombinación y transcripción, y entender la regulación epigenética de la expresión génica.
- Describir los mecanismos de síntesis y procesamiento del RNA.
- Entender las principales vías de señalización intracelular, su regulación, y asociación con la regulación genética y epigenética.
- Interpretar y discutir datos a partir de artículos de investigación relacionados con los objetivos anteriores.

UNIDADES DETALLADAS UNIDAD 1

Contenido:

Unidad 1 (No. de semanas por	Temas: Fundamentos químicos de	Subtemas: La Química Moderna
unidad): 1.33 (8 HORAS)	las moléculas orgaánicas y	La estructura del átomo
	biomoléculas	# Másico
		# Atómico
		Los isótopos
		• Los Iones
		Distribución electrónica
		La regla del octeto
		Tipos de enlaces
		La molécula
		La hibridación
		Las moléculas como
		paradigma químico:
		• El metano, el dióxido de
		carbono, el agua y la sal (NaCl)
		como ejemplos de la lógica
		molecular mediante los conceptos
		de: Polaridad, El puente de
		Hidrógeno, El pH, La Solubilidad y
		las fuerzas intermoleculares.
		las fuerzas intermoleculares.
		Las Moléculas Orgánicas (Forma y
		Función)
		• La isomería
		La estereoisomería y su
		consecuencia biológica.
		Los isómeros
		conformacionales
		Los isómeros
		configuracionales
		Los enzimas y sus
		implicaciones estereoquímicas
		Introducción a los metabolitos.
		 Los metabolitos primarios y
		secundarios
		• Los metabolitos primarios
		(aspectos estructurales)
		• Carbohidratos
		• Lípidos
		• Proteínas
		Acidos Nucleicos
		- Actuos mucieicos

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar		
Unidad (No. de semanas por unidad): 1.33 (8 HORAS)	Temas: Membrana plasmática	Subtemas: 1. Modelo de membrana plasmática
		2. Composición de la membrana
		3. Lípidos como componentes estructurales de la membrana

	-Ácidos Grasos
	-Esfingolipídos
	-Colesterol
	4. Proteínas de la membrana
	5. Técnicas para el estudio de lípidos y proteínas de membrana
	6. Transporte a través de membrana
	7. Energética del movimiento de iones a través de la membrana 8. Endocitosis, exocitosis y fagocitosis

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar		
Unidad (No. de semanas por	Temas: Estructura de ácidos	Subtemas:
unidad): 1.33 (8 HORAS)	nucleicos y estructura de la	Historia de la doble hélice
	cromatina	(Griffith 1925, Avery, Macleod et al
		1943, Watson y Crick 1952) y su
		significado Biológico
		 Elementos estructurales
		(Nucleósidos, nucleótidos), ángulos
		de torsión y enlace glucosídico,
		empacamiento del anillo de
		furanosa, bases nitrogenadas,
		tautomería de las bases nitrogenadas,
		puentes de hidrógeno, fuerzas que
		sostienen la estructura
		Propiedades físico-químicas
		de la doble hélice: desnaturalización
		del ADN, efecto hipercrómico.
		Polimorfismos de ADN
		Otras estructuras, Triple
		hélice, tetra-hélices
		Estructura de ARN
		Topología del ADN
		Estructura de la Cromatina
		Estructura Cromosómica

UNIDAD 4

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar

Unidad (No. de semanas por	Temas: Replicación del DNA en	Subtemas:
unidad): 1.33 (8 HORAS)	procariotes y eucariotes	Replicación en Procariotes
		Perspectiva histórica:
		Observaciones de
		Watson/Crick (1953),
		Meselson-Stahl (1958),
		Cairns (1963).
		• Química de la
		polimerización del DNA
		• Pasos en el proceso de
		replicación: Iniciación,
		elongación y terminación.
		 Identificación de orígenes de
		replicación e iniciación de la
		replicación.
		 La horquilla de replicación
		Enzimas que participan en la
		replicación: visión desde la
		Biologia estructural
		Actividad de lectura de
		prueba de las polimerasas.
		Modelo del "trombón"
		Replicación en eucariotas:
		Comparativo general entre
		procariotas y eucariotas.
		 Iniciación de la replicación
		en eucariotas.
		 Enzimas que participan en la replicación.
		Modelos de replicación
		eucariota.
		Control de la replicación
		eucariota.
		Ejercicios sobre teóricos
		sobre replicación del DNA

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar		
Unidad (No. de semanas por unidad): 1 (6 HORAS)	Temas: RECOMBINACIÓN Y REPARACIÓN DEL DNA	 Subtemas: Daño al genoma: factores exógenos y endógenos; tipos de daños. Respuesta al daño: mecanismos de respuesta

	 Sistemas de reparación: NER; TCR-
	NER:BER:MMR y DBS por
	no homológa y homológa

	UNIDAD 6	
Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar		
Unidad (No. de semanas por unidad): 1.33 (8 horas)	Temas: Métodos de amplificación de ácidos nucleicos y ADN recombinante	Subtemas: EXTRACCION Y PURIFICACION DE ACIDOS NUCLEICOS 1.1 Fuentes de ácidos nucleicos 1.2 Métodos de extracción y purificación de DNA 1.2.1 Fenol cloroformo 1.2.2 Extracción con chelex 1.2.3 Métodos basados en silica
		 1.2.4 Charge switch. 1.3 Métodos de purificación de RNA 1.3.1 Trizol 1.3.2 Métodos basados en columnas 1.3.3 Métodos basados en perlas magnéticas.
		 1.4 Métodos de purificación de plásmidos. 1.4.1 Preps. 1.5 Métodos de cuantificación de Ácidos nucleicos. 1.5.1 Métodos basados en espectrometría. 1.5.2 Métodos fluorométricos. 1.6 Verificación de la calidad del ácido nucleico.
		FUNDAMENTOS DE PCR 2.1 PCR Convencional 2.2 PCR anidada y semianidada. 2.3 RT-PCR 2.4 PCR múltiple 2.5 PCR isotérmica 2.6 PCR en tiempo real 2.7 Whole genome amplification.
		CLONACION DE ACIDOS NUCLEICOS 3.1 Fuentes de ácidos nucleicos para clonar. 3.2 Vectores de clonación. 3.3 Células hospederas 3.4 Métodos de Transformación

3.5 Verificación de la transformación
transformación
LIBRERÍAS GENÓMICAS Y DE
cDNA.
SECUENCIAMIENTO DE
ACIDOS NUCLEICOS
4.1 Fundamentos del método del
dideoxi o terminación de la cadena o
Sanger
4.2 Fundamentos de métodos de
secuenciación de nueva generación o
NGS
4.2.1 Pirosecuenciamiento
4.2.2 Oxford nanopore
4.2.3 Pacific Bioscience
4.2.4 Ion Torrent
4.2.5 Illumina

Unidad (No. de semanas por	Temas: Regulación expresión	Subtemas:
unidad): 0.7 (4 HORAS)	génica en procariotes	-Regulación de la expresión génica en bacterias (procariotes) - Regulación positiva y negativa: El concepto de operón y el modelo de <i>E. coli</i> : lac, gal, trp y ara Reguladores de la transcripción cisy trans - Sistemas sensores de dos componentes

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar		
Unidad (No. de semanas por unidad) :1.7 (10 horas)	Temas: Regulación expresión génica en eucariotes	Subtemas: Introducción General: El desarrollo embriológico como modelo espaciotemporal de la diferenciación celular; la complejidad de la expresión génica observada a través de los métodos globales de estudio como Microarrays y RNA-seq; puntos de regulación de la expresión génica: regulación transcripcional y post-transcripcional.

Definición y caracterización experimental de elemento promotor: El modelo de regulación de la expresión de las moléculas de histocompatibilidad clase II (MHC II). Evidencias que sugieren una regulación transcripcional: Niveles de expresión de proteínas, de mRNA (Northern blots), Run-on. Ejemplos e interpretación.

Mapeo del Promotor Proximal a nivel regional y global: Importancia de genes reporteros, Delecciones con Bal31, Linker-Scanning, Método de la Extensión del Primer, Gro-Seq. Ejemplos e interpretación.

Mapeo Global de los Sitios de Inicio de la Transcripción (TSS): Método Cap Analysis of Gene Expression (CAGE)

Características de los TSSs: Iniciación Enfocada y Dispersa.

Tipos de elementos reguladores proximales: Definición de secuencia consensus, Caja TATA, Inr, MTE, DPE, otros.

Métodos de estudio para determinar interacción proteína: DNA: Retardo en la movilidad electroforética (EMSA), Supershift, Interferencia por Metilación, Footprinting in vitro e in vivo, Inmunoprecipitación de la Cromatina (ChIP), ChIP-ChIP, ChiP-Seq. Ejemplos e interpretación.

Factores de Transcripción: Características Principales, Purificación y Caracterización: Definición, screening librerías de cDNA, estructura modular, Dominios (DBD, AD, Multimerización), principales familias, estructura del DBD, estructura de los ADs.

Región Central del Promotor (Core) y el Aparato General de la Transcripción: Factores Generales

de la Transcripción, Ensamblaje del Complejo de Pre iniciación, Factores Asociados a la Transcripción (TAFs), Características y función del TFIID, TRFs (TBP Related Factors), Coactivadores y características, los Complejos Mediador e Integrador, Mapeo de Interacciones entre Proteínas (Yeast Two Hybrid). Ejemplos e interpretación.

Epinegenética: El Código de las Histonas y su implicación en la regulación de la Transcripción: El papel de la cromatina en la regulación de la expresión génica; modificaciones postranscripcionales de las histonas: acetilasas, desacetilasas, metilasas y demetilasas; otras modificaciones; interpretación del contexto epigenético en la regulación de la expresión génica. Ejemplos e interpretación.

Elementos Reguladores y modelos de regulación: Potenciosomas (MHC clase II e interferones tipo I); Potenciadores y Regiones Controladoras de Locus (LCRs); Papel de los Factores de Transcripción Pioneros; el concepto de Transcription Factors Activation Domains (TADs); Características y Función de eRNAs; Determinación de la interacción física entre elementos reguladores (técnicas de cambios en la conformación de la cromatina 3C); Aisladores y Silenciadores, función y características. Ejemplos e interpretación.

Cromatina y Regulación de la Transcripción: El concepto de eucromatina y heterocromatina; Sitios Hipersensibles a la DNasa I y métodos de identificación (DNaseseq; Identifación de Sitios Reguladores utilizando Formaldehído FAIRE); Complejos Remodeladores de la Cromatina.

Ejemplos e interpretación. Ejemplos e interpretación.
Características de los Promotores
regulados por RNA pol I y RNA
pol III: Estructura de los
promotores; Factores de
Transcripción asociados a esta
regulación.
Consideraciones Adicionales:
Dinámica de la Transcripción y
medición por FRAP (Fluorescence
Recovery after Photobleaching);
Genética de la Expresión Génica e
importancia de los eQTLs;
Territorios Nucleares

Unidad (No. de semanas por	Temas: Síntesis de RNA	Subtemas:
unidad):		Organización de la cromatina y
1.33 (8 HORAS)		mecanismos de la regulación de la
		transcripción
		Regulación de la
		transcripción a través de RNA
		antisentido
		 Modificaciones pos-
		traduccionales de histonas
		 Condensación y
		descondensación de la cromatina
		Fábricas de transcripción
		Características de las 3 RN
		polimerasas
		• La IV RNA polimerasa en
		plantas
		Ciclo de transcripción y
		factores generales de transcripción
		Iniciación, elongación y
		terminación de la transcripción
		 Patrón de cambios
		postraduccionales de la CTD de la
		RNA Pol II y su importancia en la
		transcripción
		 Maduración del pre-mRNA
		capping, splicing, pli(A)
		 Splicing alternativo y
		edición
		Transcripción por la RNA
		Pol I y II
		Exportación de mRNA
		Mecanismos de exportación
		y maquinaria implicada

Conexión entre transcripción
y exportación
Vía alterna de exportación
de mRNA
RNA no codificantes:
siRNA y microRNA

	es o temas y contenidos a desarrollar	
Unidad (No. de semanas por	Temas: Síntesis de proteínas	Subtemas:
unidad): 1.7 (10 HORAS)		Estructura básica de los
		aminoácidos, clasificación, enlace
		peptídico, configuraciones α , β , α y
		β , y $\alpha+\beta$. Características
		funciónales. Definiciones y
		conceptos de proteínas
		conservadoras, no conservadoras,
		regiones invariantes, dominios y
		algunos ejemplos como
		homodominios, homeodominios,
		cremallera de leucinas, familias y
		ejemplos, ortólogos/parálogos.
		Metodologías para el estudio de las
		proteínas.
		Métodos de extracción de proteínas
		y precipitación de proteínas.
		Conceptos generales de
		cromatografías y ejemplos de
		algunas de ellas como, exclusión de
		tamaño, intercambio iónico,
		afinidad, capa delgada, HPLC.
		Conceptos generales de
		electroforesis, Geles de
		poliacrilamida - SDS-PAGE,
		diferencia en corridos de proteínas
		nativas, desnaturalizantes y
		reductoras. Geles de tricine para
		péptidos. Geles continuos
		discontinuos, en gradiente.
		Isoelectroenfoque- IEF, empleando
		las tirillas de pH. Bidimensionales y
		su uso en estudios de proteómica.
		Conceptos generales de
		Inmunotransferencia.
		Traducción en Eucariotes.

- Maquinaria ribosomal (rRNA/proteínas)
- Activación de la síntesis de proteínas
- Factores de iniciación, elongación y terminación.
- Regulación de la traducción.
- Prueba de lectura y factores que la regulan.
- Inhibición de las síntesis de proteínas por antibióticos, toxinas etc.
- Modificaciones Co y Postransduccionales.
- Péptido señal y otras señales específicas para el reconocimiento de las proteínas y su traslado al RER y las modificaciones que se realizan en este sitio.
- Modificaciones a través del aparato de Golgi hasta su sitio de acción. Topología de las proteínas de membrana y su importancia en su función.
- Plegamiento de las proteínas, diferencia entre chaperonas, chaperoninas y cochaperonas, estructura y función.
- Estructura y función de las chaperonas en proteínas recién sintetizadas.
- Fuerzas e interacciones que favorecen el plegamiento
- Chaperonas Vs
 Chaperoninas vs. Co-chaperonas
- Función del foldosoma en proteínas ya sintetizadas y como ayudan a su activación o conformación final.
- Complejo Proteasoma
- Estructura y función del Proteasoma como maquinaria para degradar las

	proteínas y recambio de ellas y como activadora de vías de señalización se dan algunos ejemplos como ciclo celular, presentación antigénica, activación de factores de transcripción como NF-kB
	Regulación de la traducción de proteínas
	1. Estructura y ensamblaje de las vías del complejo del control de calidad en el ribosoma.
	• 2. El papel de la ligasa E3 Not4 en el control de calidad co-traduccional.
	• 3. Maduración final de la sub-unidad 40S (pre-40S) está sujeto a un control de la Calidad.
	4. Control de calidad de los mARN defectuosos

Contenido: Describa las unidades o temas y contenidos a desarrollar						
Unidad (No. de semanas por unidad): 1.33 (8 HORAS)	Temas: Señalización a través de membranas	Subtemas: Unión ligando célula Unión en fase soluble Métodos de estudio (inmunoprecpitación, coprecipitación) 2. Vías de señalización de acuerdo al				
		 2.1. Receptores con actividad PTK 2.2. Receptores acoplados a proteínas con actividad PTK 2.3. Receptores y proteínas adaptadoras 2.4. Receptores acoplados a proteínas G 2.5. Segundos mensajeros 				

	•	2.6. Ejempl	os en	la
		regulación d muerte celula		о у

~	CNIDAD 12	
Contenido: Describa las unidade	es o temas y contenidos a desarrollar	
Unidad (No. de semanas por	Temas: Elementos básicos de	Subtemas:
unidad): 2 (12 HORAS)	bioinformática	Elementos fundamentales de la
		Bioinformática y modelos de bases
		de datos para la obtención de
		información (NCBI).
		Navegación en bases de datos
		públicas.
		Búsquedas específicas en bases de
		datos y análisis de secuencias.
		Métodos predictivos.
		Técnicas bioinformáticas aplicadas
		en métodos de amplificación y ADN
		recombinante
		Para el Curso-Taller:
		Tutorial en línea de la página de
		internet del National Center for
		Biotechnology Information (NCBI,
		NIH).
		1- Introducción al Next Generation
		Sequencing - NGS
		2- Introducción al análisis de
		Genomas usando NGS
		3- Introducción al análisis de
		transcriptoma por RNA-seq

3. METODOLOGÍA

El curso se desarrolla a través de clases magistrales

Actividad de evaluación	Porcentaje	Fecha
Primer Parcial	25	Marzo 13
Segundo Parcial	23	Abril 17
Tercer Parcial	21	Mayo 8
Cuarto Parcial	21	Mayo 29
Talleres	10	Todo el semestre

Actividades de asistencia obligatoria²:

Incluya el número de faltas de asistencia máxima permitida. Para el caso de las prácticas académicas defina si la totalidad del curso es de asistencia obligatoria.

Bibliografía:

Unidad 1:

Lodish et al. Molecular Cell Biology 8th Ed. Chapter 2: Chemical foundations

Unidad 2:

Stanfield and Germann. Principles of human Physiology, third edition.

Leninger. Principles of Biochemistry. Third edition.

Nelson and Cox. Molecular Biology of the Cell. Alberts Fourth edition)

Unidad 3:

-Griffith F. 1928. The significance od Pneumococcal types. J. Hygiene 27: 13-59

-Oswald T. Avery, Colin M. MacLeod, and Maclyn McCarty. STUDIES ON THE CHEMICAL NATURE OF THE SUBSTANCE INDUCING TRANSFORMATION OF PNEUMOCOCCAL TYPESJ Exp Med. 1944 Feb 1; 79(2): 137–158.

-Watson JD, Crick FH (April 1953). "Molecular structure of nucleic acids; a structure for deoxyribose nucleic acid. Nature. 171 (4356): 737–738

DNA Structure and Function. 1st Edition. Authors: Richard Sinden. eBook ISBN: 9780080571737. Dorothy Buck. 2009. DNA Topology. Proceedings of Symposia in Applied Mathematics Volume 66.

-David M. MacAlpine and Genevie` ve Almouzni. Chromatin and DNA Replication. Cold Spring Harb Perspect Biol 2013;5:a010207

-Bing Li, Michael Carey, and Jerry L. Workman. The Role of Chromatin during Transcription. Cell 128, 707–719, February 23, 2007

Libros

Watson, James D. (1980). The Double Helix: A Personal Account of the Discovery of the Structure of DNA. Atheneum. ISBN 0-689-70602-2.

David Freifelder. The DNA $\,$ molecule: Structure and properties. 1978. Sections II, III, $\,$ V

Unidad 4:

THE REPLICATION OF DNA IN ESCHERICHIA COLI. BY MATTHEW MESELSON AND FRANKLIN W. STAHL. Proc Natl Acad Sci U S A. 1958 Jul 15; 44(7): 671–682.

The replisome uses mRNA as a primer after colliding with RNA polymerase. Richard T. Pomerantz1 & Mike O'Donnell. Nature 456, 762-766 (11 December 2008)

Unidad 5:

Molecular Biology of the Cell 6th Edition by <u>Bruce Alberts, Alexander Johnson</u>, <u>Julian Lewis David Morgan</u>, <u>Martin Raff</u>, <u>Keith Roberts</u>), <u>Peter Walter 2014</u>.

Molecular Cell Biology 8th Edition by <u>Harvey Lodish, Arnold Berk, Chris A. Kaiser, Monty Krieger, Anthony Bretscher Hidde Ploegh (Angelika Amon), Kelsey C. Martin.</u> 2016

Unidad 7:

Hatfull, G. and Jacobs, W.R. Molecular Genetics of Mycobacteria. 2a edición. 2014. ASM Press Snyder, L., Peters, J., Henkin, T.M., Molecular Genetics of Bacteria. 4a edición. 2013. ASM Press **Unidad 8**:

LIBROS DE REFERENCIA

Lodish et al. Molecular Cell Biology. 8th Ed.

Lewin, B et al. Genes XII.

Watson et al. Molecular Biology of the Gene. 7th Ed

REVISIONES.

² De conformidad con el artículo 30 del Acuerdo Superior 432 de 2014, cuando un estudiante supere el 30% de faltas de asistencia en un curso sin causa justificable legalmente, reprobará por inasistencia y se calificará con una nota de cero, cero (0.0)

Allen and Taatjes. 2015. Nat Rev Mol Cell Biol. 16:155

Baillat, D., and E. Wagner. 2015. TIBS. 40:257.

Chin-Tong Ong and Corces VG. 2011. Nature Rev Genet. 12:283

Drygin et al. 2010. Annu Rev Pharmacol Toxicol. 50:131.

Ecker J. 2012. Nature. 489:52.

Eidem et al. 2016. J Mol Biol. 428:2652.

Furey TS. 2012. Nature Rev Genet. 13:840

Goodrich and Tjian, 2010. Nature Rev Genetics. 11:549.

Juven-Gershon and Kadonaga. 2010. Devel Biol. 339:225

Levine et al. 2014. Cell. 157:13.

Lam et al. 2014. TIBS. 39:170

Malik and Roeder. 2010. Nature Rev Genetics. 11:761.

Pennacchio et al. 2013. Nature Rev. Genetics. 14:288.

Perissi et al. 2010. Nature Rev Genet. 11:109.

Roy A and Singer DS. 2015. TIBS. 40:165.

Shlyueva D., et al. 2014. Nature Rev Genet. 15:272.

Teperino et al. 2010. Cell Metabol. 12:321

Vaguerizas et al. 2010. Nature Rev Genetics. 10:252

Zeng and Mortazavi. 2012. Nature Immunol. 13:802

Unidad 9:

Current Opinion in Structural Biology; 2014. 25:77-85

FEBS J. 2011: 10:1742-4658

Acta Biochim Pol. 2016;63(4):665-673

FEBS J. 2011; 10:1742-4658

EMBO Rep. 2016 Feb;17(2):139-55

Nat Rev Mol Cell Biol. 2015 Mar;16(3):129-43

Nat Rev Mol Cell Biol. 2015 Mar;16(3):155-66.

Biochim Biophys Acta. 2013 Jan;1829(1):55-62.

Genes 2015, 6(2), 163-184

Nucleic Acids Research, 2015, Vol. 43, No. 3 1927–1936

PLoS Genet. 2010 Dec 23;6(12):e1001250

Trends Cell Biol. 2013 Aug;23(8):365-73

Trends Cell Biol. 2013 Aug;23(8):365-73

Adv Drug Deliv Rev. 2015 Jun 29:87:3-14

J Mol Biol. 2016 Jun 19;428(12):2652-9

Unidad 10:

The Mechanism of Eukaryotic Translation Initiation: New Insights and Challenges. Alan G. et al. Cold Spring Harb Perspect Biol 2012;4:a011544

The Elongation, Termination, and Recycling Phases of Translation in Eukaryotes. Thomas E. et al. Cold Spring Harb Perspect Biol 2012;4:a013706.

Protein synthesis in eukaryotes: The growing biological relevance of cap-independent translation initiation Marcelo López-Lastra. et al. Biol Res 38, 2005, 121-146

Protein Translocation across the Rough Endoplasmic Reticulum. Elisabet C. Mandon. et al. Cold Spring Harb Perspect Biol 2013;5:a013342

Protein Secretion and the Endoplasmic Reticulum. Adam M. Benham. Cold Spring Harb Perspect Biol 2012;4:a012872

Golgi Glycosylation. Pamela Stanley. Cold Spring Harb Perspect Biol 2011;3:a005199.

Protein Posttranslational Modifications: The Chemistry of Proteome Diversifications. Christopher T. Walsh. et al. Chem. Int. Ed. 2005, 44, 7342 – 7372

The Hsp90 chaperone machinery: Conformational dynamics and regulation by co-chaperones Jing Li 1, Joanna Soroka 1, Johannes Buchner. Biochimica et Biophysica Acta 1823 (2012) 624–635.

Hsp90: a specialized but essential protein-folding tool. Jason C. Young. et al. The Journal of Cell Biology, Volume 154, Number 2, July 23, 2001 267–273.

Chaperoning Proteins for Destruction: Diverse Roles of Hsp70 Chaperones and their Co Chaperones in Targeting Misfolded Proteins to the Proteasome. Ayala Shiber and Tommer Ravid. Biomolecules 2014, 4, 704-724; doi:10.3390/biom4030704

The Ubiquitin-Proteasome Proteolytic Pathway: Destruction for the Sake of Construction. Michael H. Glickman and Aaron Ciechanover. Physiol Rev. VOL 82. APRIL 2002. www.prv.org.

Polyubiquitin chains: polymeric protein signals. Cecile M Pickart, and David Fushman. Current Opinion in Chemical Biology 2004, 8:610–616.

The Cellular Chamber of Doom. Alfred L. Goldberg, Stephen J. Elledge and J.Wade Harper. Scientific American January 2001

Unidad 11:

- 1. Lecca P. Biomechanics of cells and tissues : experiments, models and simulations. Dordrecht; New York: Springer; 2013. vii, 168 pages p.
- 2. Chatterjee M, Kashfi K. Cell signaling & molecular targets in cancer. New York: Springer; 2012. xi, 328 p. p.
- 3. Unsicker K, Krieglstein K. Cell signaling and growth factors in development: from molecules to organogenesis. Weinheim: Wiley-VCH; 2006.
- 4. Robles-Flores M. Cancer cell signaling: methods and protocols. Second edition. ed. xi, 263 pages p.
- 5. Leese HJ, Brison DR. Cell signaling during mammalian early embryo development. xii, 216 pages p.
- 6. Sato T. Lectin-probed western blot analysis. Methods in molecular biology. 2014;1200:93-100. Epub 2014/08/15.
- 7. Porcario C, Hall SM, Martucci F, Corona C, Iulini B, Perazzini AZ, et al. Evaluation of two sets of immunohistochemical and Western blot confirmatory methods in the detection of typical and atypical BSE cases. BMC research notes. 2011;4:376. Epub 2011/10/01.
- 8. Salman MD, Jemmi T, Triantis J, Dewell RD. Assessment and modification of a Western blot assay for detection of central nervous system tissue in meat products in the United States. Journal of food protection. 2005;68(8):1706-11. Epub 2005/08/01.

USANDO LOS PRINCIPIOS DE LA MOVILIDAD ELECTROFORÉTICA (EMSA)

9. Lokossou AG, Toufaily C, Vargas A, Barbeau B. siRNA Transfection and EMSA Analyses on Freshly Isolated Human Villous Cytotrophoblasts. Journal of visualized experiments: JoVE. 2016(115). Epub 2016/09/30.

FACTORES DE TRANSCRIPCIÓN.

- 10. Moustafa MF, Taha TH, Helal M, Alrumman SA. Differential-display reverse transcription-PCR (DDRT-PCR): a new technology for molecular detection and studying one of the antagonistic factors of Bacillus endophyticus strain SA against Staphylococcus aureus (MRSA). 3 Biotech. 2016;6(2):121. Epub 2016/01/01.
- 11. Essafi A, Gomes AR, Pomeranz KM, Zwolinska AK, Varshochi R, McGovern UB, et al. Studying the subcellular localization and DNA-binding activity of FoxO transcription factors, downstream effectors of PI3K/Akt. Methods in molecular biology. 2009;462:201-11. Epub 2009/01/24.
- 12. Grainger DC, Busby SJ. Methods for studying global patterns of DNA binding by bacterial transcription factors and RNA polymerase. Biochemical Society transactions. 2008;36(Pt 4):754-7. Epub 2008/07/18.
- 13. Immink RG, Angenent GC. Transcription factors do it together: the hows and whys of studying protein-protein interactions. Trends in plant science. 2002;7(12):531-4. Epub 2002/12/12.
- 14. Cekan SZ. Genes and transcription factors, including nuclear receptors: methods of studying their interactions. The Journal of laboratory and clinical medicine. 2002;140(4):215-27. Epub 2002/10/22.

PLASMON MAGNETIC RESONANCE

15. Soelberg SD, Stevens RC, Limaye AP, Furlong CE. Surface plasmon resonance detection using antibody-linked magnetic nanoparticles for analyte capture, purification, concentration, and signal amplification. Analytical chemistry. 2009;81(6):2357-63. Epub 2009/02/14

4. Participación de docentes de la Universidad de Antioquia							
Nombres y Apellidos	Cédula	Dependencia	Formación en pregrado y posgrado	Unidad N°	N° Horas	Fechas	
Sergio Acin		Facultad Medicina	PhD	1,10	20	Febrero 7,9,12,14 Abril 26,29 Mayo 3,6	
Andrés Baena García		Facultad de Medicina	BSc., MSc., PhD	2,7,8, Coordi.	40	Febrero 16,19,21,23 Abril 8,10,12,15	
César Segura		Facultad de Medicina	PhD	3	10	Febrero 26,28 Marzo 1,4	
Juan Fernando Álzate		Facultad de Medicina	Microbiólogo, MSc., PhD	4,12	14	Marzo 6,8,11,13 Mayo 24,27	
Carlos Mario Muñetón		Facultad de Medicina	BSc., MSc	5	8	Marzo 15,18,20	
Carlos Muskus		Facultad de Medicina	MSc., PhD	6,12	14	Marzo 22 Abril 1,3,5 Mayo 20,22	
Silvio Urcuqui I		Facultad de Medicina	MSc., PhD	9	10	Abril 17,19,22,24	
Mauricio Rojas L		Facultad de Medicina	BSc., MSc., PhD	11	10	Mayo 8,10,15,17	

5. Participación de docentes externos a la Universidad de Antioquia							
Nombres y Apellidos	Cédula	Entidad donde labora	Formación en pregrado y posgrado	Modalidad de participación	Unidad N°	N° Horas	Fechas
				Elija un elemento.			

6.	Aprobación del Consejo de Unidad	Académica						
Ap	Aprobado en Acta número del Haga clic aquí o pulse para escribir una fecha							
_								
	Nombre Completo Secretario							
	Académica	Firma	Cargo					
	del Consejo de la Unidad Académica	Firma	Cargo					